#### **PCT**

## ORGANISATION MONDIALE DE LA PROPRIETE INTELLECTUELLE Bureau international



### DEMANDE INTERNATIONALE PUBLIEE EN VERTU DU TRAITE DE COOPERATION EN MATIERE DE BREVETS (PCT)

(51) Classification internationale des brevets 5:

C12Q 1/68

(11) Numéro de publication internationale:

WO 91/02087

CA

**A1** 

(43) Date de publication internationale:

75008 Paris (FR).

(81) Etats désignés: AU, CA, JP, KR, NO, US.

21 février 1991 (21.02.91)

(21) Numéro de la demande internationale: PCT/FR90/00585

(22) Date de dépôt international:

2 août 1990 (02.08.90)

(30) Données relatives à la priorité:

89/10802

11 août 1989 (11.08.89)

FR

(71) Déposant (pour tous les Etats désignés sauf US): BERTIN & CIE [FR/FR]; BP N° 3, F-78373 Plaisir Cédex (FR).

(72) Inventeurs; et

(75) Inventeurs/Déposants (US seulement): COHEN, Daniel [FR/FR]; 5, rue Jeanne-d'Arc, F-94160 S.-Mandé (FR). DUFAU, Frédéric [FR/FR]; 9, hameau de Bois-Fontaine, F-78170 La Celle-S.-Cloud (FR). HACHE, Jean [FR/FR]; 3, allée de l'Epée, F-78960 Voisins-le-Bretonneux (FR). JEANPIERRE, Marc [FR/FR]; 94, rue Lecourbe, F-75015 Paris (FR). GINOT, Frédéric [FR/FR]; 92, rue de la Procession, F-75015 Paris (FR). MARTINEZ, Marie-Christine [FR/FR]; 2, rue du Colonel-Candelot, F-92340 Bourg-la-Reine (FR). ROUSSEL, Brigitte [FR/FR]; 63, voie des Sculpteurs, Résidence Les Platanes, F-92800 Puteaux (FR). TROTON, Agnès [FR/FR]; 12, place Bonsergent, F-75010 Paris (FR).

Publiée

Avec rapport de recherche internationale.

Avant l'expiration du délai prévu pour la modification des revendications, sera republiée si de telles modifications sont

(74) Mandataire: CABINET ORES; 6, avenue de Messine, F-

(54) Title: FAST PROCESS FOR DETECTING AND/OR IDENTIFYING A SINGLE BASE ON A NUCLEIC ACID SEQUENCE AND ITS APPLICATIONS

(54) Titre: PROCEDE RAPIDE DE DETECTION ET/OU D'IDENTIFICATION D'UNE SEULE BASE SUR UNE SE-QUENCE D'ACIDE NUCLEIQUE, ET SES APPLICATIONS

#### (57) Abstract

The feature of this process is that: (1) the sequence on which the base to be identified is located is made hybrid with a nucleotide of adequate length; (2) the synthesis of the complementary strand of the hybrid obtained in (1) is started, said nucleotide acting as a trigger, in the presence of: a polymerase without 3'5' exonucleasis action; and at least one modified nucleotide base; (3) the incorporated blocking nucleotide base is detected by any suitable means. Application: diagnosis of genetic diseases.

#### (57) Abrégé

Procédé de détection et/ou d'identification d'une seule base sur une séquence d'acide nucléique. Ce procédé est caractérisé en ce que: (1) on hybride la séquence sur laquelle se trouve la base à identifier avec un nucléotide de longueur suffisante; (2) on débute la synthèse du brin complémentaire de l'hybride obtenu en (1), -ledit nucléotide servant d'amorce- en présence: d'une polymérase sans action exonucléase 3'5' et d'au moins une base nucléotidique modifiée; (3) on détecte la base nucléotidique bloquante incorporée par tout moyen approprié. Application: diagnostic des maladies génétiques.

#### UNIQUEMENT A TITRE D'INFORMATION

Codes utilisés pour identifier les Etats parties au PCT, sur les pages de couverture des brochures publiant des demandes internationales en vertu du PCT.

ΑT	Autriche	Е	- Financia	MC	Monago
				MC	Monaco
ΑU	Australie	F	Finlande	MG	Madagascar
BB	Barbade	F	R France	ML	Mali
BE	Belgique		A Gabon	MR	Mauritanic
BF	Burkina Fasso	. 6	B Royaume-Uni	MW	Malawi
BG	Bulgaric	•	R Grèce	NL	Pays-Bas
BJ	Bénin	F	U Hongrie	NO	Norvège
BR	Brésil	ľ	Italic	RO	Roumanie
CA	Canada	J	Japon	SD	Soudan
CF	République Centraficaine		P République populaire démocratique	SE	Suède
CG	Congo		de Corée	SN	Sénégal
CH	Suisse		R République de Corée	SU	Union soviétique
CM	Cameroun	L	Liechtenstein	TD	Tchad
DE	Allemagne, République fédérale d	. I	Sri Lanka	TG	Togo
DK	Danemark	L	J Luxembourg	US	Etats-Unis d'Amérique

1

PROCEDE RAPIDE DE DETECTION ET/OU D'IDENTIFICATION D'UNE SEULE BASE SUR UNE SEQUENCE D'ACIDE NUCLEIQUE, ET SES APPLICATIONS.

La présente invention est relative à un procédé de détection et/ou d'identification d'une seule base sur une séquence d'acide nucléique, ainsi qu'à ses applications, notamment dans le diagnostic des maladies génétiques et dans le contrôle d'une hybridation.

L'hybridation d'acide nucléique a été utilisée 10 pour étudier l'identité et établir la présence d'acides nucléiques. L'hybridation est basée sur l'appariement de bases complémentaires. Lorsque des acides nucléiques simple brin complémentaires sont incubés lesdits acides nucléiques simple brin s'apparient pour former une molécule hybride double brin. La capacité de 15 l'ADN simple brin ou de l'ARN à former une structure avec une séquence d'acide nucléique complémentaire est utilisée comme méthode d'analyse et de diagnostic. La disponibilité de nucléosides triphosphates radioactifs ayant une activité spécifique importante et le marquage de l'ADN au 32p en présence d'enzymes à fonction polymérase, par exemple la  $T_4$  kinase, a permis d'identifier, d'isoler et caractériser de nombreuses séquences d'acides nucléiques d'intérêt biologique.

- L'hybridation représente un critère important dans la détection de la présence de séquence d'acide nucléique particulières comme par exemple :
  - dans les maladies génétiques humaines ou animales où une modification héréditaire du patrimoine génétique a des conséquences morbides (par insertion, délétion ou mutation ponctuelle d'une séquence particulière);
    - dans les maladies cancéreuses, où des réarrangements de l'ADN génomique sont observés ;
- au cours des infections où l'on décèle la présence de génomes étrangers tels que celui des

2

microorganismes (bactéries, champignons et virus par exemple);

- pour l'identification des individus en général :
- 5 . en médecine légale (paternité, filiation par exemple),
  - . dans le domaine agroalimentaire (plantes, contrôle sanitaire par exemple).

Cependant, l'hybridation comme outil de dia-10 gnostic peut être limitée par la difficulté de sa mise en oeuvre (techniques lourdes) ou par l'absence de spécificité de l'hybridation (protocole opératoire).

En effet, l'étude chimique de l'hybridation a mis en évidence l'influence de la concentration de chacun des brins d'acides nucléiques impliqués, de leurs longueurs, de leurs compositions en bases, de la température, du pH, de la force ionique, de la viscosité du milieu.

La température notamment, est critique et doit rester inférieure à la température de fusion (Tm : température à laquelle 50 % des séquences sont sous forme double brin). En solution, la température optimale d'hybridation est 25°C en dessous de la Tm pour une sonde de 150 nucléotides et légèrement plus basse pour les sondes plus courtes.

Ainsi lorsque l'on veut détecter un mutation portant sur une seule base, on peut généralement utiliser, selon les cas, deux types de sondes : des sondes d'acide nucléique dites longues, supérieures à 150 nucléotides en général, ou des sondes d'acide nucléique dites courtes entre 17 et 24 nucléotides en général. Si la mutation intervient dans un site reconnu spécifiquement par une enzyme dite de restriction, on peut utiliser la technique de Southern : celle-ci comporte les étapes d'isolement de l'ADN, de digestion par l'enzyme de restriction, d'électrophorèse sur gel, de transfert sur une

3

membrane et d'hybridation à l'aide d'une sonde longue intéressant la région de la mutation ; après lavage et autoradiographie, l'analyse des tailles des fragments obtenus permet d'infirmer ou confirmer la présence de la 5 mutation. Le procédé très lourd nécessite que la mutation intéresse un site de restriction. Si ce n'est pas le cas, on peut synthétiser une sonde courte oligonucléotidique de 17 à 24 nucléotides dont le centre coïncide avec la mutation que l'on veut détecter. En choisissant des 10 conditions appropriées d'hybridation et de rincage (spécifique de chaque système), on ne peut obtenir une hybridation à l'aide de l'oligonucléotide marquée qu'en cas d'homologie parfaite (une seule différence nucléotidique, notamment à l'endroit de la mutation, entraîne la déstabilisation de l'hybridation). 15

Cependant, ces différentes méthodes présentent un certain nombre d'inconvénients:

- conditions de température difficiles à maîtriser, pour obtenir une hybridation appropriée ;
- éventuellement présence obligatoire d'un site de restriction ;
  - immobilisation de l'acide nucléique sur membrane (Southern blot).
- Le Brevet Américain AMERSHAM n° 4 656 127, a permis de pallier certains de ces inconvénients, notamment en ce qu'il permet de détecter une mutation présente à un endroit ne présentant pas de site de clivage par une enzyme de restriction.
- Ce Brevet Américain n° 4 656 127, décrit une 30 méthode de détection de la mutation d'une base nucléotique spécifique dans un fragment d'acide nucléique (ADN ou ARN) cible par :
- (a) hybridation d'une sonde avec la séquence cible pour former un hybride d'acide nucléique, dans lequel une
   35 extrémité de la sonde est hybridée de manière adjacente à la base nucléotidique spécifique;

4

(b) mélange de l'hybride avec un dérivé nucléotidique dans des conditions appropriées à l'élongation de la sonde, de manière à permettre la jonction dérivé nucléotidique - extrémité de la sonde, seulement si la base spécifique dans la séquence cible est (ou n'est pas) la mutation à détecter, une sonde associée audit dérivé nucléotidique étant résistante à une digestion dans des conditions particulières;

- (c) digestion de l'hybride par une exonucléase dans des 10 conditions telles que le fragment double brin est progressivement digéré à partir de l'extrémité de la sonde à moins que ladite extrémité ait été mise en jonction avec ledit dérivé nucléotidique;
- (d) élimination des portions de la sonde qui ne sont plus15 hybridées à la chaîne d'acide nucléique;
  - (e) et détection d'une mutation de la base nucléotidique spécifique dans la séquence cible par détection de la présence ou de l'absence de la sonde après digestion.

Ce procédé implique en particulier en plus de 20 la sonde, l'utilisation d'un dérivé nucléotidique ayant des propriétés particulières et comporte de ce fait encore de nombreuses étapes. De plus, il nécessite, pour sa réalisation, une immobilisation de l'acide nucléique sur une membrane et également un marquage (de la sonde ou 25 du dérivé nucléotidique).

La présente invention s'est en conséquence, donné pour but de pourvoir à un procédé d'identification d'une base nucléotidique spécifique, aisé et rapide à mettre en oeuvre, qui répond mieux aux nécessités de la pratique que les procédés de l'Art antérieur, notamment en ce que le procédé conforme à l'invention ne nécessite pas un protocole opératoire complexe, c'est-à-dire ne nécessite ni immobilisation de l'ADN, ni marquage de la sonde, et s'applique à la détection de séquences d'acide nucléique particulières, notamment dans les maladies génétiques, les maladies cancéreuses, les infections,

5

l'identification d'individus humains, animaux ou végétaux.

La présente invention a pour objet un procédé de détection et/ou d'identification d'une base nucléoti-5 dique spécifique présente sur une séquence d'acide nucléique, caractérisé en ce que :

- (1) on hybride la séquence sur laquelle se trouve la base à identifier avec un nucléotide de longueur suffisante pour permettre une hybridation correcte, quelle que soit
- la température de réaction, ledit nucléotide s'hybridant avec la séquence cible, de manière à ce que son extrémité 3' soit adjacente à la base nucléotidique spécifique à détecter et/ou à identifier;
- (2) on débute la synthèse du brin complémentaire de 15 l'hybride obtenu en (1), - ledit nucléotide servant d'amorce -, en présence :
  - d'une polymérase sans action exonucléase 3'5' et
  - d'au moins une base nucléotidique modifiée, de manière
  - à être incorporable dans le produit d'extension de
- 20 l'amorce, ladite incorporation bloquant l'élongation dudit produit d'extension;
  - (3) on détecte la base nucléotidique bloquante incorporée par tout moyen approprié, ladite détection permettant d'identifier la base nucléotidique spécifique complémentaire présente sur la séguence sible à avelle.
- 25 taire présente sur la séquence cible à analyser.

On entend par nucléotide, au sens de la présente invention, aussi bien un oligonucléotide, qui comprend de 10 à 50 bases qu'un nucléotide pouvant comprendre plus de cent bases.

Selon un mode de mise en oeuvre avantageux dudit procédé, les bases nucléotidiques bloquantes sont des didésoxynucléotides.

Selon un autre mode de mise en oeuvre avantageux dudit procédé, lesdites bases nucléotidiques bloquantes sont marquées de manière appropriée notamment par un marqueur choisi dans le groupe qui comprend des sub15

stances radioactives, des enzymes, des produits chimiques chromophores fluorescents ou chimioluminescents et des anticorps appropriés.

Selon une disposition avantageuse de ce mode 5 de mise en oeuvre, le marqueur est identique ou différent pour chacune des bases nucléotidiques bloquantes.

Selon une modalité de cette disposition, lorsque les quatre bases bloquantes sont marquées à l'aide de marqueurs différents, la détection des quatre nucléotides bloquants est avantageusement simultanée.

Selon un autre mode de mise en oeuvre avantageux dudit procédé, lorsque les quatre bases bloquantes sont marquées de manière identique ou bien lorsqu'elles ne sont pas marquées, la détection des quatre nucléotides bloquants est réalisée successivement et/ou séparément.

Selon une disposition avantageuse de ce mode de mise en oeuvre, on détecte, de manière appropriée, le pyrophosphate formé lors de la réaction de polymérisation.

En effet, la réaction de polymérisation génère la production d'un pyrophosphate, comme suit : matrice - amorce + dNTP ---> matrice - (amorce + dNMP) + PP;.

En mesurant le pyrophosphate dans chaque tube 25 de réaction, il est possible de déterminer pour laquelle des bases une réaction de polymérisation s'est produite.

Selon une autre disposition avantageuse de ce mode de mise en oeuvre, on détecte chaque base nucléoti-dique marquée.

En effet, chaque tube de réaction contient, en ce cas, une seule base nucléotidique marquée, les trois autres ne l'étant pas ; la mesure de la base marquée (par fluorescence, radioactivité...) permet de déterminer pour laquelle des bases une réaction de polymérisation s'est produite, les bases marquées non incorporées étant éliminées par lavage.

7

Le procédé conforme à l'invention a notamment l'avantage de permettre de définir les conditions opératoires, indépendamment de la base nucléotidique à identifier et de ne pas nécessiter d'immobilisation de l'acide nucléique sur une membrane.

La présente invention a également pour objet un kit ou coffret de diagnostic, prêt à l'emploi, pour la mise en oeuvre du procédé conforme à l'invention, caractérisé en ce qu'il comprend outre les quantités convenables de réactifs et tampons adaptés à la mise en oeuvre du procédé:

- des quantités appropriées d'un nucléotide (servant d'amorce) capable de s'hybrider avec la séquence cible de manière à ce que son extrémité 3' soit adjacente à la base nucléotidique spécifique à détecter;
- des quantités appropriées de quatre bases nucléotidiques modifiées de manière à être incorporables dans le produit d'extension de l'amorce tout en bloquant l'élongation dudit produit d'extension; et
- 20 des quantités appropriées d'une polymérase sans action exonucléase 3'5'.

Selon un mode de réalisation avantageux dudit kit ou coffret, les bases nucléotidiques modifiées sont des didésoxynucléotides (ddTTP, ddGTP, ddATP, ddCTP).

Selon un autre mode de réalisation avantageux dudit kit ou coffret, les bases nucléotidiques modifiées sont marquées de manière appropriée notamment par un marqueur choisi dans le groupe qui comprend des substances radioactives, des enzymes, des produits chimiques chromophores fluorescents ou chimioluminescents et des anticorps appropriés.

Selon encore un autre mode de réalisation avantageux dudit kit ou coffret, il comprend, en outre, des réactifs appropriés pour le dosage du pyrophosphate.

Outre les dispositions qui précèdent, l'invention comprend encore d'autres dispositions, qui ressortiront de la description qui va suivre.

L'invention sera mieux comprise à l'aide du complément de description qui va suivre, qui se réfère à des exemples de mise en oeuvre du procédé objet de la présente invention.

'Il doit être bien entendu, toutefois, que ces exemples sont donnés uniquement à titre d'illustration de l'objet de l'invention, dont ils ne constituent en aucune manière une limitation.

Exemple 1 : diagnostic de la drépanocytose par le procédé conforme à l'invention (mesure des didésoxynucléotides fluorescents).

- La drépanocytose ou anémie falciforme est due à une mutation dans l'un des exons du gène  $\beta$  codant pour la chaîne  $\beta$  de l'hémoglobine (Hb). Cette mutation consistant en une substitution d'une adénine (A) par une thymine (T), modifie le codon GAG, traduit en un acide glu-
- 20 tamique (en position G) dans l'Hb normale, en codon GTG, traduit en une valine dans l'Hb anormale (HbS).
  - L' ADN qui a été utilisé dans cet exemple correspond à une séquence d'ADN amplifié simple-brin.
  - a) Blocage des amorces d'amplification.
- 25 \* mélanger dans un tube de microcentrifugation, pour chaque ADN matrice:
  - 100 ng d'ADN (simple-brin amplifié)
  - 7  $\mu$ l de tampon Sequenase 5X (= Tris-HCl pH 7,5, 200 mM; NaCl, 250 mM; MgCl<sub>2</sub>, 100 mM)
- 30  $H_2O$  qsp 22  $\mu$ 1
  - \* agiter à l'aide d'un vortex et centrifuger rapidement
  - \* incuber au bain-marie à 95°C pendant 2 minutes.
  - \* enlever vite et placer au bain-marie à 37°C pendant 10 minutes.

9

- \* préparer le tampon de réaction pour un échantillon d'ADN, constitué de :
- 2,5  $\mu$ l DTT 0,1 M
- 1  $\mu$ l d'un mélange de ddNTP, dilué au 1/400 (ddTTP :
- 5 112 μM; ddGTP : 1,12 μM; ddATP : 3,36 μM; ddCTP : 8,96 μM); et
  - $H_{2}O$  qsp 6,5  $\mu$ l
  - Sequénase 1  $\mu$ l (3 unités)
- \* enlever les tubes du bain-marie et centrifuger rapide-
  - \* ajouter le tampon de réaction et mélanger,
  - \* placer au bain-marie à 37°C, pendant 5 minutes,
  - \* enlever les tubes et les placer dans la glace.
  - b) Elimination des didésoxynucléotides froids en excès
- On utilise les systèmes de microséparation Centricon 3 ou 10 (Amicon) qui, par filtration sur membrane accélérée par centrifugation, permettent de retenir des espèces moléculaires de poids moléculaire supérieur à 3 000 ou 10 000 Daltons (par exemple: un nucléotide correspond à 330
- 20 D et un oligonucléotide de synthèse de 20 meres correspond à 6 600 D).
  - disposer le volume réactionnel issu de a) dans un "Centricon" 3 ou 10 et diluer si nécessaire,
  - centrifuger à moins de 5 000 g en suivant les instruc-
- 25 tions du fabricant, de façon à récupérer un volume minimal,
  - inverser le système "Centricon",
  - centrifuger pour récupérer le volume réactionnel,
  - ramener le volume obtenu à 12  $\mu$ l.
- 30 <u>c) Microséquençage</u> (procédé conforme à l'invention)
  - \* Pour chaque tube d'ADN, ajouter aux 12  $\mu$ l :
  - -15 ng d'oligonucléotide 5' CATGGTGCACCTGACTCCTG 3' (OA), correspondant à la séquence s'arrêtant à la base adjacente à la position de la mutation
- 35 7 μl de Tampon Sequénase 5X tel que défini en a) cidessus et procéder comme dans a); puis

- \* préparer le tampon de réaction constitué pour chaque échantillon de :
- 2,5  $\mu$ l DTT 0,1 M
- 1  $\mu$ l d'une dilution au 1/400ème d'un mélange de ddNTP fluorescents (ddTTP\* : 112 $\mu$ M ; ddGTP\* : 1,12 $\mu$ M ; ddATP\* : 3,36 $\mu$ M ; ddCTP\* : 8,96 $\mu$ M). Les didésoxynucléotides fluorescents sont vendus par Du Pont (Genesis TM 2000 DNA Analysis System) ;
  - $H_2O$  qsp. 6,5  $\mu$ l
- 10 Sequenase 1 μl (3 unités)
  - \* enlever les tubes du bain-marie, centrifuger rapidement,
  - \* ajouter le tampon de réaction, mélanger,
  - \* placer au bain-marie à 37°C, pendant 5 mns,
- 15 \* enlever les tubes et placer les dans la glace.
  - d) Lavage des didésoxynucléotides fluorescents en excès:
  - \* passer les échantillons sur colonne de Sephadex G50,
  - \* récupérer les éluats.

#### e) Détection

La détection se fait pour chaque échantillon après migration électrophorétique et excitation par une source telle qu'un laser. Le signal est analysé par un fluoromètre.

On obtient les courbes a (témoin) et b (malade), comme visible sur la figure 1, qui permet de détecter au niveau de la position correspondant à une éventuelle mutation, l'incorporation d'un ddATP en a, pour l'individu sain et pour l'individu malade homozygote en b, l'incorporation d'un ddTTP.

# 30 Exemple 2 : Microséquençage d'une base sur une séquence d'acide nucléique ( ADN du bacteriophage M13 mp8).

### a) Matériel de départ

- \* ADN simple brin de bacteriophage M13mp8
- \* Oligonucléotide de synthèse dit Primer Universel de sé-
- 35 quence: 3'TGACCGGCAGCAAAATG5'

11

La première base incorporée sur l'amorce dans le sens 5'-->3' est un G.

#### b) Protocole

Le protocole est équivalent au protocole de 5 détection de mutation ponctuelle à partir de l'étape c de l'exemple 1. Les étapes a et b sont inutiles, l' ADN du phage M13 étant non contaminé par des oligonucléotides.

En variante, le protocole est le suivant :

- 3 μg d'A.D.N. simple-brin M13
- 10 15 ng d'oligonucléotide primer universel
  - 7  $\mu$ l de Tampon 5X Sequenase
  - $H_2O$  qsp 22  $\mu$ l

La détection révèle l'incorporation sur le primer d'un dideoxy GTP, ce qui correspond au résultat attendu, comme visible sur la figure 2, qui montre les résultats obtenus avec deux dilutions différentes des ddNTP (1/200 (a) et 1/400ème (b)).

Ainsi que cela ressort de ce qui précède, l'invention ne se limite nullement à ceux de ses modes de 20 mises en oeuvres, de réalisation et d'application qui viennent d'être décrits de façon plus explicite; elle en embrasse au contraire toutes les variantes qui peuvent venir à l'esprit du technicien en la matière, sans s'écarter du cadre, ni de la portée de la présente invention.

12

#### REVENDICATIONS

- 1°) Procédé de détection et/ou d'identification d'une base nucléotidique spécifique présente sur une séquence d'acide nucléique, caractérisé en ce que :
- (1) on hybride la séquence sur laquelle se trouve la base à identifier avec un nucléotide de longueur suffisante pour permettre une hybridation correcte, quelle que soit la température de réaction, ledit nucléotide s'hybridant avec la séquence cible, de manière à ce que son extrémité 3' soit adjacente à la base nucléotidique spécifique à détecter et/ou à identifier;
- (2) on débute la synthèse du brin complémentaire de l'hybride obtenu en (1), ledit nucléotide servant d'amorce -, en présence :
- d'une polymérase sans action exonucléase 3'5' et

10

- d'au moins une base nucléotidique modifiée, de manière à être incorporable dans le produit d'extension de l'amorce, ladite incorporation bloquant l'élongation 20 dudit produit d'extension;
  - (3) on détecte la base nucléotidique bloquante incorporée par tout moyen approprié, ladite détection permettant d'identifier la base nucléotidique spécifique complémentaire présente sur la séquence cible à analyser.
- 2°) Procédé selon la revendication 1, caractérisé en ce que les bases nucléotidiques bloquantes sont des didésoxynucléotides.
- 3°) Procédé selon la revendication 1 ou la revendication 2, caractérisé en ce que lesdites bases 30 nucléotidiques bloquantes sont marquées de manière appropriée, notamment à l'aide d'un marqueur choisi dans le groupe qui comprend des substances radioactives, des enzymes, des produits chimiques chromophores fluorescents ou chimioluminescents et des anticorps appropriés.

13

4°) Procédé selon la revendication 3, caractérisé en ce que le marqueur est identique ou différent pour chacune des bases nucléotidiques bloquantes.

- 5°) Procédé selon la revendication 4, caractérisé en ce que lorsque les quatre bases bloquantes sont marquées à l'aide de marqueurs différents, la détection des quatre nucléotides bloquants est avantageusement simultanée.
- 6°) Procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, caractérisé en ce que lorsque les quatre bases bloquantes sont marquées de manière identique ou bien lorsqu'elles ne sont pas marquées, la détection des quatre nucléotides bloquants est réalisée successivement et/ou séparément.
- 7°) Procédé selon la revendication 6, caractérisé en ce qu'on dose, de manière appropriée, le pyrophosphate formé lors de la réaction de polymérisation, ledit dosage de pyrophosphate permettant de déterminer pour laquelle des bases une réaction de polymérisation s'est produite.
  - 8°) Procédé selon la revendication 6, caractérisé en ce qu'on détecte chaque base nucléotidique bloquante marquée.
- 9°) Kit ou coffret de diagnostic, prêt à 25 l'emploi, pour la mise en oeuvre du procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 8, caractérisé en ce qu'il comprend outre les quantités convenables de réactifs et tampons adaptés à la mise en oeuvre du procédé :
- des quantités appropriées d'un nucléotide, servant
   d'amorce, capable de s'hybrider avec la séquence cible de manière à ce que son extrémité 3' soit adjacente à la base nucléotidique spécifique à détecter;
- des quantités appropriées de quatre bases nucléotidiques modifiées, de manière à être incorporables dans le 35 produit d'extension de l'amorce tout en bloquant l'élongation dudit produit d'extension; et

14

- des quantités appropriées d'une polymérase sans action exonucléase 3'5'.

10°) Kit ou coffret selon la revendication 9, caractérisé en ce que les bases nucléotidiques modifiées 5 sont des didésoxynucléotides.

11°) Kit ou coffret selon la revendication 9 ou la revendication 10, caractérisé en ce que les bases nucléotidiques modifiées sont marquées de manière appropriée, notamment à l'aide d'un marqueur choisi dans le groupe qui comprend des substances radioactives, des enzymes, des produits chimiques chromophores fluorescents ou chimioluminescents et des anticorps appropriés.

12°) Kit ou coffret selon l'une quelconque des revendications 9 à 11, caractérisé en ce qu'il comprend, en outre, des réactifs appropriés pour le dosage du pyrophosphate.

13°) Application du procédé selon l'une quelconque des revendications 1 à 8, à la détection de la
présence de séquences d'acides nucléiques particulières
20 associées à des maladies, telles que maladies génétiques
ou maladies cancéreuses, à des infections, ou propres à
permettre, l'identification d'individus humains, animaux
ou végétaux.

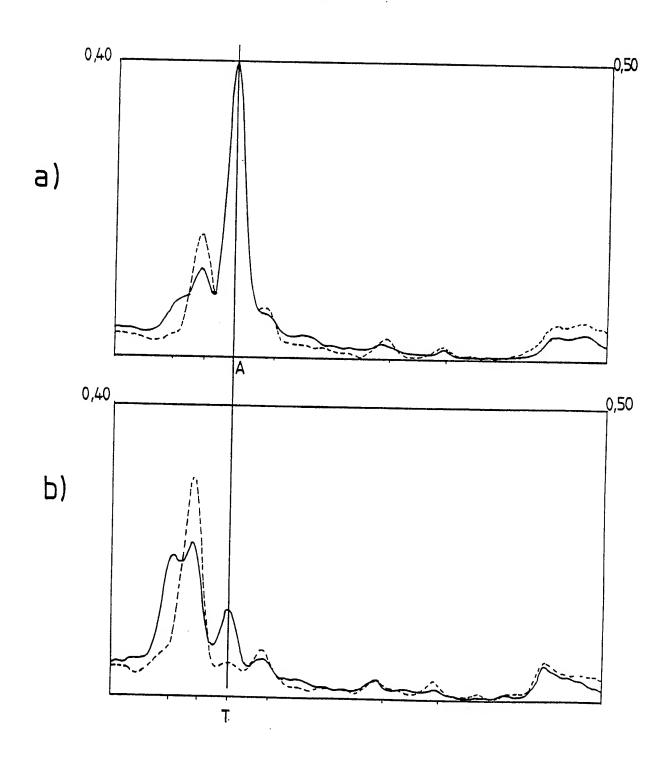
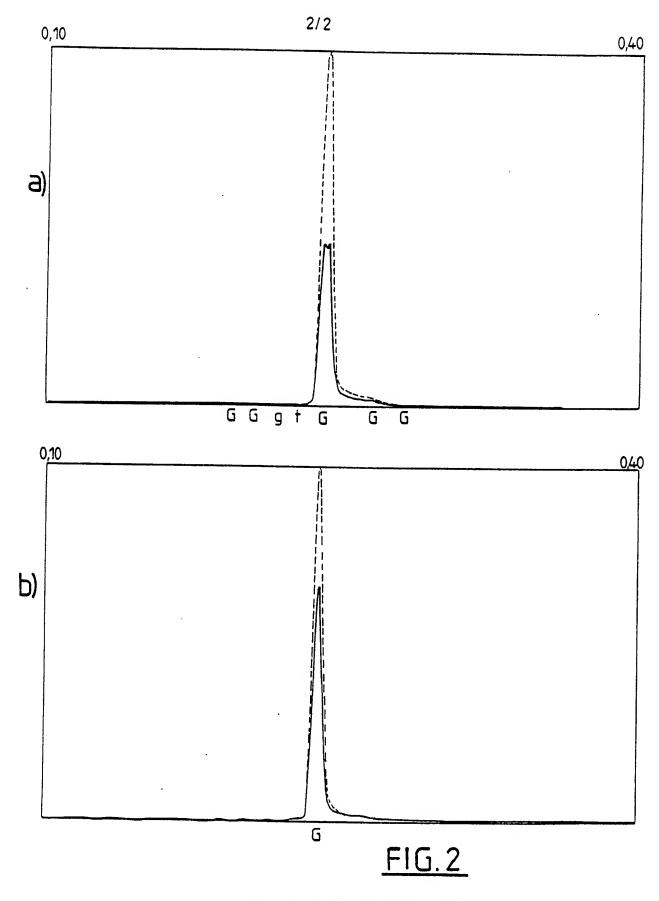


FIG.1

# FEUILLE DE REMPLACEMENT



FEUILLE DE REMPLACEMENT

## INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/FR90/00585

I. CLASS	SIFICATIO	N OF SUBJECT MATTER (if several class	fication symbols apply indicate all) 6	/FK90/00363
According	to internati	onal Patent Classification (IPC) or to both Nat	ional Classification and IPC	
Int	.C1.5	C12Q 1/68		
II. FIELD	S SEARCH	IED		
		Minimum Docume	ntation Searched 7	
Classificati	on System		Classification Symbols	
Int.	.C1.5	C12Q		
		Documentation Searched other to the Extent that such Documents	than Minimum Documentation are Included in the Fields Searched •	
Category *		ONSIDERED TO BE RELEVANT	ward to the state of the state	1
		on of Document, 11 with indication, where app		Relevant to Claim No. 13
Y	EP,	A, 0223618 (NEW YORK 27 May 1987 see the whole docume:	·	1-13
Y	EP,	A, 0123513 (AMERSHAM 31 October 1984 see the whole docume: & US, A, 4656125 (cited in the application)	nt	1-13
Α	EP,	A, 0141382 (FUJI PHO 15 May 1985 see abstract; pages		1-11
А	WO,	A, 88/05470 (PRESIDED HARVARD COLLEGE) 28 a see the whole document	July 1988	1-11
P,A	EP,	A, 0332435 (IMPERIAL INDUSTRIES PLC) 13 Se see abstract; pages	eptember 1989	1-11
"A" doc con "E" earl filin "L" doc whit cita: "O" doc oth "P" doc! IV. CERT	ument definisidered to be idered to be idered to be ided to be ide	npletion of the International Search	"T" later document published after the or priority date and not in conflicted to understand the principle invention  "X" document of particular relevance cannot be considered novel or involve an inventive step  "Y" document of particular relevance cannot be considered to involve a document is combined with one ments, such combination being of in the art.  "&" document member of the same p	the chaimed invention cannot be considered to cannot be considered to the chaimed invention an inventive step when the cor more other such docubvious to a person skilled atent family
	OVEMbe	er 1990 (27.11.90)	18 December 1990	(18.12.90)
		Patent Office	Signature of Authorized Officer	

# ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO.

FR 9000585 SA 39509

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report. The members are as contained in the European Patent Office EDP file on 11/12/90
The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

Patent document cited in search report	Publication date	Patent family member(s)	Publication date
EP-A- 0223618	27-05-87	US-A- 4863849 JP-A- 62085863	05-09-89 20-04-87
EP-A- 0123513	31-10-84	CA-A- 1219793 DE-A- 3469366 JP-A- 59208465 US-A- 4656127	31-03-87 24-03-88 26-11-84 07-04-87
EP-A- 0141382	15-05-85	JP-A,B,C60093354 CA-A- 1257184	25-05-85 11-07-89
WO-A- 8805470	28-07-88	US-A- 4795699 AU-A- 1022488 EP-A- 0265293 EP-A- 0386857 EP-A- 0386858 EP-A- 0386859 JP-A- 63237798 US-A- 4942130 US-A- 4921794 US-A- 4946786	03-01-89 21-07-88 27-04-88 12-09-90 12-09-90 04-10-88 17-07-90 01-05-90 07-08-90
EP-A- 0332435	13-09-89	AU-A- 3124689 JP-A- 2042999	14-09-89 13-02-90

#### RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE

Demande internationale Nº PCT/FR 90/00585

	EMENT DE L'INVENTION (si plusieurs symboles de		tous) 7
	assification internationale des brevets (CIB) ou à la fois	selon la classification nationale et la CIB	
С IВ <sup>5</sup> :	C 12 Q 1/68		
II. DOMAI	NES SUR LESQUELS LA RECHERCHE A PORT		
	Documentation m	inimale consultée <sup>8</sup>	
Système d	e classification	Symboles de classification	
С1В <sup>5</sup>	C 12 Q		
0,0			
	·	documentation minimale dans la mesure maines sur lesquels la recherche a porté *	
III. DOCU	MENTS CONSIDÉRÉS COMME PERTINENTS 10		
Catégorie *	Identification des documents cités, 11 av des passages pertir	ec indication, si necessaire, ients <sup>12</sup>	N° des revendications visées 12
Y	EP, A, 0223618 (NEW YORK 27 mai 1987		1-13
	voir le document en e	entier -	
Y	EP, A, 0123513 (AMERSHAM 31 octobre 1984		1-13
	voir le document en e & US, A, 4656125 (cité dans la demande)	entier	
A	EP, A, 0141382 (FUJI PHO 15 mai 1985 voir l'abrégé; pages		1-11
A	WO, A, 88/05470 (PRESIDE) HARVARD COLLEGE) 28 voir le document en	juillet 1988	1-11
		_	
		./.	
«A» dor coi «E» dor tio «L» dor pri au «O» dor un «P» dor por	pries spéciales de documents cités: 11 cument définissant l'état général de la technique, non nsidéré comme particulièrement pertinent cument antérieur, mais publié à la date de dépôt interna- nal ou après cette date cument pouvant jeter un doute sur une revendication de orité ou cité pour déterminer la date de publication d'une tre citation ou pour une raison spéciale (telle qu'indiquée) cument se référant à une divulgation orale, à un usage, à e exposition ou tous autres moyens cument publié avant la date de dépôt international, mais stérieurement à la date de priorité revendiquée		iorité et n'appartenant pas mais cité pour comprendre uant la base de l'invention inent: l'invention revendiomme nouvelle ou comme rtinent: l'invention revenue comme impliquant une ument est associé à un ou même nature, cette combipersonne du métier.
	uelle la recherche internationale a été effectivement	Date d'expédition du présent rapport de	recherche internationale
achevée	vembre 1990	1 8 DEC 19	
Administra	stion chargée de la recherche internationale	Signature du fonctionnaire autorisé	1
OF	FFICE EUROPEEN DES BREVETS	Mme N KUIPER	A Party

Catégorie *	IENTS CONSIDÉRÉS COMME PERTINENTS DEUXIÈME FEUILLE)  Identification des documents cités, avec indication, si nécessaire, des passages pertinents	Nº des revendications : visees
P,A	EP, A, 0332435 (IMPERIAL CHEMICAL INDUS- TRIES PLC) 13 septembre 1989 voir l'abrégé; pages 2-9	1-11
•	* * * *	
:		
:		
9		
:		
:		
1		
:		
ļ	i i	-
		•
:		
*		
:		
;		
		:
		i
	V v Š	
	* * * * * * * * * * * * * * * * * * *	

#### ANNEXE AU RAPPORT DE RECHERCHE INTERNATIONALE RELATIF A LA DEMANDE INTERNATIONALE NO.

FR 9000585 SA 39509

La présente annexe indique les membres de la famille de brevets relatifs aux documents brevets cités dans le rapport de recherche internationale visé ci-dessus.

Les dits membres sont contenus au fichier informatique de l'Office européen des brevets à la date du 11/12/90

Les renseignements fournis sont donnés à titre indicatif et n'engagent pas la responsabilité de l'Office européen des brevets.

Document brevet cité au rapport de recherche	Date de publication	Membre(s) de la famille de brevet(s)	Date de publication
EP-A- 0223618	27-05-87	US-A- 4863849 JP-A- 62085863	05-09-89 20-04-87
EP-A- 0123513	31-10-84	CA-A- 1219793 DE-A- 3469366 JP-A- 59208465 US-A- 4656127	31-03-87 24-03-88 26-11-84 07-04-87
EP-A- 0141382	15-05-85	JP-A,B,C60093354 CA-A- 1257184	25-05-85 11-07-89
₩O-A- 8805470	28-07-88	US-A- 4795699 AU-A- 1022488 EP-A- 0265293 EP-A- 0386857 EP-A- 0386858 EP-A- 0386859 JP-A- 63237798 US-A- 4942130 US-A- 4921794 US-A- 4946786	03-01-89 21-07-88 27-04-88 12-09-90 12-09-90 04-10-88 17-07-90 01-05-90 07-08-90
EP-A- 0332435	13-09-89	AU-A- 3124689 JP-A- 2042999	14-09-89 13-02-90